

Family list

6 application(s) for: **WO9905301 (A1)**

Sorting criteria: Priority Date Inventor Applicant Ecla

1 Gene transfer method with the use of serum-free medium

Inventor: BAGNIS CLAUDE ; IMBERT ANNE-MARIE (+1) **Applicant:** TAKARA SHUZO CO
EC: C12N15/867 **IPC:** A61K48/00; C12N5/10; C12N7/00; (+16)
Publication AU8242298 (A) - 1999-02-16 **Priority Date:** 1997-07-23
info:

2 GENE TRANSFER METHOD WITH THE USE OF SERUM-FREE MEDIUM

Inventor: BAGNIS CLAUDE [FR] ; IMBERT ANNE-MARIE [FR] (+1) **Applicant:** TAKARA SHUZO CO [JP]
EC: C12N15/867 **IPC:** A61K48/00; C12N5/10; C12N7/00; (+16)
Publication EP0999279 (A1) - 2000-05-10 **Priority Date:** 1997-07-23
info: EP0999279 (A4) - 2001-04-25

3 GENE TRANSFER METHOD WITH THE USE OF SERUM-FREE MEDIUM

Inventor: **Applicant:**
EC: C12N15/867 **IPC:** C12N15/09; A61K48/00; C12N5/10; (+15)
Publication JP3754090 (B2) - 2006-03-08 **Priority Date:** 1997-07-23
info:

4 Gene transfer method with the use of serum-free medium

Inventor: BAGNIS CLAUDE [FR] ; IMBERT ANNE-MARIE [FR] (+1) **Applicant:** TAKARA BIO INC [JP]
EC: C12N15/867 **IPC:** A61K48/00; C12N5/10; C12N7/00; (+16)
Publication TW239352 (B) - 2005-09-11 **Priority Date:** 1997-07-23
info:

5 Gene transfer method with the use of serum-free medium

Inventor: BAGNIS CLAUDE [FR] ; IMBERT ANNE-MARIE [FR] (+1) **Applicant:** TAKARA SHUZO CO [US]
EC: C12N15/867 **IPC:** A61K48/00; C12N5/10; C12N7/00; (+18)
Publication US6287864 (B1) - 2001-09-11 **Priority Date:** 1997-07-23
info:

6 GENE TRANSFER METHOD WITH THE USE OF SERUM-FREE MEDIUM

Inventor: BAGNIS CLAUDE [FR] ; IMBERT ANNE-MARIE [FR] (+1) **Applicant:** TAKARA SHUZO CO [JP] ; BAGNIS CLAUDE [FR] (+2)
EC: C12N15/867 **IPC:** A61K48/00; C12N5/10; C12N7/00; (+16)
Publication WO9905301 (A1) - 1999-02-04 **Priority Date:** 1997-07-23
info:

Data supplied from the **espacenet** database — Worldwide

(19)日本国特許(JP) 再公表特許(A1)

(11)国際公開番号

WO 99/05301

発行日 平成13年2月27日(2001.2.27)

(43)国際公開日 平成11年2月4日(1999.2.4)

(51)IntCl¹ 識別記号

F1

C12N 15/86
// C12N 5/10
A61K 48/00

審査請求 未請求 予備審査請求 有 (全28頁)

出願番号	特願平11-50865	(71)出願人	東陽造株式会社 京都府京都市伏見区竹中町809番地
(21)国際出願番号	PCT/JP98/03173	(72)発明者	バグニ クロード 13012 ヴルセイユ ナールパル ガッ サンデイ30番
(22)国際出願日	平成10年7月15日(1998.7.15)	(72)発明者	アンペール アンペール 13011 ヴルセイユ パルク デ 7 コ リーヌ スクワール ドゥ ルエガリエ1 番
(31)優先権主張番号	特願平9-186772	(72)発明者	マノニ パトリス 13007 ヴルセイユ モンテ ドゥ ラ パトリ-11番
(32)優先日	平成9年7月23日(1997.7.23)	(74)代理人	伊理士 青山 崇 (外1名)
(33)優先権主張国	日本(JP)		
(31)優先権主張番号	EP(A,T,BE,CH,CY, DE,DK,ES,F1,FR,GB,GR,IE,I T,LU,MC,NL,PT,SE),AU,CA,C N,JP,KR,US		

(34)【発明の名称】 無血清培養を用いた遺伝子導入方法

(57)【要約】

レトロウイルスによる標的細胞の遺伝子導入に際し、無血清培養を使用する方法を提供する。この方法において、レトロウイルスと標的細胞とを共配置させることにより標的細胞のレトロウイルスによる遺伝子導入効率を向上させることができる有効量の、フイプロネクチンのような機能性物質の存在下に、所望により低密度リボアロゲンおよび/またはサイトカインを含むする無血清培養中でレトロウイルスを標的細胞に感染させる。

(2)

WO99/05301

【特許請求の範囲】

1. レトロウイルスによる標的細胞への遺伝子導入方法において、レトロウイルスと標的細胞とを共配置させることにより標的細胞のレトロウイルスによる遺伝子導入効率を向上させることができる有効量の機能性物質の存在下に、無血清培養培地中でレトロウイルスを標的細胞に感染させることを特徴とする標的細胞への遺伝子導入方法。
2. 機能性物質が、レトロウイルス結合部位と標的細胞結合部位とを同一分子中に有する物質である請求項1記載の方法。
3. 機能性物質が、レトロウイルス結合部位を有する分子と、標的細胞結合部位を有する他の分子との混合物である請求項1記載の方法。
4. 機能性物質が、フイプロネクチン、フイプロネクチンフラグメントまたはこれらの混合物である請求項1記載の方法。
5. 機能性物質が、配列表の配列番号1に示されるアミノ酸配列を有するポリペプチドである請求項4記載の方法。
6. 機能性物質が、培養容器に固定化されている請求項1～5いずれか1項記載の方法。
7. 培養培地が、低密度リボアロゲンを含む請求項1～6いずれか1項記載の方法。
8. 培養培地が、サイトカインを含む請求項1～7いずれか1項記載の方法。
9. 培養培地が、IL-3、IL-6および/またはSCFから選択されるサイトカインを含む請求項8記載の方法。
10. 標的細胞が、造血系細胞である請求項1～9いずれか1項記載の方法。
11. 標的細胞が、CD34+細胞である請求項10記載の方法。
12. レトロウイルスが、外来遺伝子を含む組換えレトロウイルスである請求項1～11いずれか1項記載の方法。
13. レトロウイルスが、複製能を欠損した組換えレトロウイルスである請求項1～12いずれか1項記載の方法。

75-18-00/
5/1

請求項 1 2 記載の方法。

- 1 4. 請求項 1～1 3 いずれか 1 項記載の方法で得られる遺伝子導入細胞。
- 1 5. 請求項 1 4 記載の方法で得られる遺伝子導入細胞を脊椎動物に移植することを特徴とする細胞移植方法。

1 6. レトロウイルスによる標的細胞への遺伝子導入に使用される培養培地であって、血清を含有せず、かつレトロウイルスと標的細胞とを共配置させることにより標的細胞のレトロウイルスによる遺伝子導入効率を向上させることができる有効量の機能性物質を含有することを特徴とする標的細胞の培養培地。

1 7. 機能性物質が、レトロウイルス結合部位と標的細胞結合部位とを同一分子中に有する物質である請求項 1 6 記載の培養培地。

1 8. 機能性物質が、レトロウイルス結合部位を有する分子と、標的細胞結合部位を有する他の分子との混合物である請求項 1 6 記載の培養培地。

1 9. 機能性物質が、フイプロネクチン、フイプロネクチンラジメントまたはこれらの混合物である請求項 1 6 記載の培養培地。

2 0. 機能性物質が、配列表の配列番号 1 に示されるアミノ酸配列を有するポリペプチドである請求項 1 9 記載の培養培地。

2 1. 低密度リポゾームを含有することを特徴とする請求項 1 6～2 0 いずれか 1 項記載の培養培地。

2 2. サイトカインを含有することを特徴とする請求項 1 6～2 1 いずれか 1 項記載の培養培地。

2 3. IL-3、IL-6 および SCF から選択されるサイトカインを含有することを特徴とする請求項 2 2 記載の培養培地。

【発明の詳細な説明】

無血清培地を用いた遺伝子導入方法

発明の分野

本発明は、無血清培地を用いた遺伝子導入方法、さらに詳しくは、医学、細胞工学、遺伝子工学、発生工学などの分野において標的細胞への遺伝子導入効率を向上させ、標的細胞の形質転換を効率良く行うことを可能にする方法およびそれに関連する一連の技術に関する。

発明の背景

多数のヒト疾病についてその機構が解明され、また、組織換え DNA 技術および細胞への遺伝子導入技術が急速に進歩したことより、近年、重篤な遺伝病を治療するための体細胞遺伝子治療法のプロトコルの開発が進められている。また、最近では遺伝病のみならず、AIDS のようなウイルス感染症やガンの治療にも遺伝子治療を適用しようという試みがなされている。

これまでに米国食品医薬品局 (FDA) が承認したヒトでの遺伝子導入試験の大部分は、組織換えレトロウイルスベクターを用いて細胞への遺伝子導入を行うものである。レトロウイルスベクターは目的の外來遺伝子を細胞内に効率的に導入し、その染色体 DNA 中に安定に組み込むので、特に長期にわたる遺伝子発現が望まれる遺伝子治療にとって好ましい遺伝子導入手段である。該ベクターは遺伝子導入された生物に悪影響を与えないように様々な工夫が施されている。

例えば、遺伝子導入に用いられたベクター自体が細胞内で複製を行い、

無制限な感染 (遺伝子導入) を繰り返さないよう、ベクター中の複製機能は欠損させてある。これらのベクター (複製能欠損レトロウイルスベクター) は自己複製できないため、一般的にはレトロウイルス産生細胞 (パッカー・ジンギ細胞) を使用して該ベクターがウイルス粒子に包まれたレトロウイルスを調製する。

一方、骨髓細胞はイン・ビトロ (in vitro) での取り扱いが可能なこと、および自己複製能を有する造血幹細胞を含有していることから、体細胞遺伝子治療法の良好な標的細胞である。また、臍帯血液も造血幹細胞を含む多数の原始前駆細胞を含有していることがこれまでに証明されている。これらの標的細胞に遺伝子

を導入して生体に移植する遺伝子治療を行うことにより、導入された遺伝子が血液細胞中で長期にわたり発現され、疾病を生産治療することができる。

しかし、多数のグループによって研究が進められているにもかかわらず、造血幹細胞は高効率の遺伝子導入の難しい細胞の一つである。これまで、マウスやその他の動物の造血幹細胞に関して最も効率のよい遺伝子導入のプロトコルは、造血幹細胞をシトロウイルス産生細胞とともに共培養するという方法であったが、安全性についての懸念から、ヒトにおける臨床的な遺伝子治療法にはシトロウイルス産生細胞の混入の危険性の低い無細胞系での遺伝子導入が望まれている。残念ながら、シトロウイルス産生細胞との共培養を行わずに造血幹細胞に効率的に遺伝子を導入することは容易ではない。

最近、細胞外マトリックスの成分であるフィブロネクチンやそのフラグメントが、単独でシトロウイルスによる細胞への遺伝子導入効率を向上させることが報告されている [ジャーナル・オブ・クリニカル・インベスティゲーション(J. Clin. Invest., 第93巻、第1451～14

57頁(1994年)、ブラッド(Blood)、第88巻、第855～862頁(1996年)]。また、遺伝子工学的に生産されたフィブロネクチンフラグメントも同様の性質を有しており、これを利用して造血幹細胞に効率よく外来遺伝子を導入させることが可能であることも示された(WO95/26200号)。

さらに、WO97/18318号公報には、線維芽細胞増殖因子やコラーゲン等のフィブロネクチン以外の機能性物質が遺伝子導入効率を向上させること、およびシトロウイルス結合活性を有する機能性物質と標的細胞結合活性を有する他の機能性物質とを混合して使用した場合にも同様な遺伝子導入効率の向上が起ることが示されている。

これらの機能性物質による遺伝子導入効率の向上は、該物質がシトロウイルスと標的細胞とを近接した状態に共配置し、両者の相互作用の機会が増加すること起因すると考えられている。

発明の目的

上記のようなシトロウイルスを用いた遺伝子導入においては、シトロウイルス

を含む培地中で標的細胞を培養することにより、シトロウイルスの感染、すなわち、遺伝子の導入が起る。このステップに使用される培地としては動物血清、多くの場合にはウシ胎児血清(FCS)を含有するものが使用されている。血清中には細胞の栄養源となりうる成分や各種成長因子が含まれており、生体外での細胞の維持には高い効果を有するとされている。

血清は動物由来のものであり、そこに含まれる成分やその含量等は該血清が採取された動物個体の健康状態等によって変動すると考えられる。したがって、ロットの異なる血清を使用して細胞の培養および/または

遺伝子導入が行われた場合には再現性のある結果を得られるとは限らない。また、例えば、ヒト以外の異種生物由来の血清は、ヒトに対して抗原性を有する物質を含有しており、このような血清存在下で維持された細胞をヒトに移植する際には抗原性物質の含量が低下するような適当な洗滌操作が必要である。さらに、血清はウイルスやイコウイルス等を含まないように厳重な品質管理がなされていなければならない。

このように、血清を含有する培地を使用する遺伝子導入法は問題を有しており、その解決が望まれている。

発明の概要

本発明者らは、鋭意研究の結果、意外にも無血清培地を用いた場合に従来の血清含有培地に比べて遺伝子導入効率が増加すること、また、低密度リボプラズムを添加した培地では特に高い遺伝子導入効率が見いだし、本発明を完成するに至った。

すなわち、本発明の第1の発明は、シトロウイルスによる標的細胞への遺伝子導入方法において、シトロウイルスと標的細胞とを共配置させることにより標的細胞のシトロウイルスによる遺伝子導入効率を増加させることができる有効量の機能性物質の存在下に、無血清培養培地中でシトロウイルスを標的細胞に感染させることを特徴とする。

本発明に使用される機能性物質には特に限定はなく、例えば、シトロウイルス結合部位と標的細胞結合部位とを同一分子中に有する物質またはシトロウイルス

結合部位を有する分子と標的細胞結合部位を有する他の分子との混合物を使用することができる。レトロウイルス結合部位を有する機能性物質としては、例えば、フィブロネクチン、線維芽細胞増殖因子、コラーゲン、ポリリジンといった機能性物質またはこれらと同

等のレトロウイルス結合活性を有する物質、例えば、上記以外のヘヴィン結合性物質を使用することができる。また、標的細胞結合部位を有する機能性物質としては、例えば、標的細胞に結合するリガンドを有する物質を使用することができる。

本発明に好適な機能性物質としては、例えば、ヘヴィン-II結合領域のようなレトロウイルス結合部位と、例えば、VLA-5および/またはVLA-4への結合領域のような細胞結合部位とを有するフィブロネクチンフラグメントが挙げられる。例えば、配列表の配列番号1にアミノ酸配列を示したポリペプチド(CH-296)はヘヴィン-II結合領域、VLA-5およびVLA-4への結合領域を有するフィブロネクチンフラグメントである。

また、本発明の方法に使用される培養培地は血清を含有しないものであれば特に限定はなく、血清以外の細胞の維持、生育に必要な成分を混合して作製された培地を使用することができる。例えば、市販の無血清培地であってもよい。これらの培地は適当なタンパク質やサイトカイン類を含んでもよい。特に本発明には低密度リボプロテイン(LDL)を含有する培地が好適である。

本発明の第2の発明は遺伝子が導入された細胞に関し、第1の発明の方法により、遺伝子を導入されていることを特徴とする。遺伝子の導入される細胞には特に限定はなく、入手可能な種々の細胞を標的として遺伝子導入を行うことができる。

また、本発明の第3の発明は遺伝子導入された細胞の脊椎動物への移植方法に関し、第2の発明の遺伝子導入細胞を脊椎動物に移植することの特徴とする。

さらに、本発明の第4の発明は遺伝子導入に使用される培養培地に関

し、血清を含有せず、かつレトロウイルスと標的細胞とを共配置させることによ

り標的細胞のレトロウイルスによる遺伝子導入効率を向上させることができる有効量の機能性物質を含有することを特徴とする。

第4の発明に使用される機能性物質としては上記したものが使用でき、特に好適には、例えば、配列表の配列番号1にアミノ酸配列を示したポリペプチドを使用することができる。

また、第4の発明の培地は血清を含有しないものであれば特に限定はなく、例えば、血清を含有しない市販の細胞培養培地、特に好適には、低密度リボプロテインを添加した培地を使用することができる。さらに、必要に応じて適当なサイトカイン類を含有する培地であってもよい。

発明の詳細な説明

本発明の遺伝子導入方法には、通常、組換えレトロウイルスベクターが使用され、特に、複製能欠損組換えレトロウイルスベクターが好適である。該ベクターは感染した細胞中で自己複製できないように複製能を欠損させてあり、非病原性である。これらのベクターがバックシーディングされたレトロウイルスは脊椎動物細胞、特に、哺乳動物細胞のような宿主細胞に侵入し、その染色体DNA中にベクターに挿入された外来遺伝子を安定に組み込むことができる。

本発明では、細胞に導入しようとする外来遺伝子は適当なプロモーター、例えば、レトロウイルスベクター中に存在するLTRのプロモーターや外来プロモーターの制御下に、レトロウイルスベクター内に挿入して使用することができる。また、外来遺伝子の転写を達成するためにはプロモーターおよび転写開始部位と共同する他の調節要素、例えば、エンハンサー配列がベクター中に存在しているもよい。さらに、好ましく

は、導入された遺伝子はその下流にターミネーター配列を含有することができる。

導入される外来遺伝子は天然のもので、または人工的に作製されたものでもよく、あるいは起源を異にするDNA分子が、ライゲーションや当該技術分野で公知の他の手段によって結合されたものであってもよい。

レトロウイルスベクターに挿入される外来遺伝子は、細胞中に導入することが

望まれる任意の遺伝子を選ぶことができる。例えば、外来遺伝子は治療の対象となる疾患に関連している酵素やタンパク質、アンチセンス核酸もしくはリボザイムまたはフォスファイヤー（例えば、WO99/13641号参照）、細胞内抗体（例えば、WO99/02610号参照）、増殖因子等をコードするものを使用することができる。

本発明で用いるレトロウイルスベクターは、遺伝子導入された細胞の選択を可能にする適当なマーカー遺伝子を有しているもよい。マーカー遺伝子としては、例えば、細胞に抗生物質に対する耐性を付与する薬剤耐性遺伝子や、酵素活性の検出によって遺伝子導入された細胞を見分けることができるレポーター遺伝子が利用できる。

使用できるベクターには、例えば、公知のMFGベクター（ATCC No. 68754）や α -SGC（ATCC No. 68755）等のレトロウイルスベクターがある。また、本明細書の下記の実施例において使用したMFG-*hslacZ*ベクター [ヒューマン・ジーン・セラピー (Human Gene Therapy)、第5巻、第1325~1333頁 (1994年)] はマーカー遺伝子として β -ガラクトシダーゼ遺伝子を含有している。したがって、該ベクターによって遺伝子導入された細胞は、該遺伝子産物の酵素活性を適当な基質、例えば、5-ブromo-4

クロロ-3-インドリル- β -D-ガラクトシド (X-Gal) を用いて調べることであり、確認することができる。

また、これらのベクターは公知のバクテリオファージ細胞株、例えば、公知のPG13 (ATCC CRL-10686)、PG13/LNC8 (ATCC CRL-10685)、PA317 (ATCC CRL-9078) や米国特許5,278,056号に記載の細胞株、GP+E-86 (ATCC CRL9642) やGP+envAm-12 (ATCC CRL9641)、フロシデインズ・オブ・ザ・ナショナル・アカデミー・オブ・サイエンス・オブ・USA (Proc. Natl. Acad. Sci. USA)、第85巻、第6460~6464頁 (1988年) に記載のPsi-Crip等の細胞株を使用することにより、該ベクター

がバクテリオファージされたウイルス粒子として調製することができる。

本発明の方法には培地として無血清培地が使用される。本明細書に記載の無血清培地とは、ヒトを含む動物由来の血清を含有せず、化学的に成分の明らかにしている物質によって構成されている動物細胞の培養のための培地を意味する。なお、血清を構成する成分であって精製、同定された物質が添加された培地は、本発明においては無血清培地に包含される。このような培地の基本的な成分としてはアミノ酸、糖類、有機酸のようなエネルギー源、ビタミン類、pH調整のための緩衝成分、無機塩類等があげられる。また、フェノールレッドのようなpH指示薬を含有しているもよい。このような基本的培地には公知の培地、例えば、ダルベッコ改変イーグル培地 (DMEM)、イスコフ改変ダルベッコ培地 (IMDM) 等が使用でき、これらは、例えば、ギブコBRL社から市販品として入手することができる。

これらの培地には、遺伝子導入の標的となる細胞の種類やその他の目

的に応じて種々の成分を添加して用いることができる。例えば、標的細胞の生育や分化を促進または抑制する目的で各種のサイトカイン類を添加して使用することができる。このようなサイトカインとしては、インターロイキン類 (IL-3、IL-6等)、コロニー刺激因子類 (G-CSF、GM-CSF等)、幹細胞因子 (SCF)、エリスロポエチンや種々の細胞増殖因子等があり、その多くのものについてヒト由来のものが市販されている。これらのサイトカイン類を使用するにあたっては、目的に応じた作用を有するものを選択し、また、必要に応じてこれらを組み合わせて使用すればよい。

さらに、本発明者らは低密度リポ蛋白質 (Low Density Lipoprotein, LDL) を培地に添加した場合に、特に良好な遺伝子導入効率を得られることを明らかにした。低密度リポ蛋白質はヒト由来のものが市販されており、例えば、シグマ (Sigma) 社より入手することができる。下記実施例に示すように、低密度リポ蛋白質を含有する無血清培地中でレトロウイルス上清による細胞への遺伝子導入を行った場合には、従来使用されていた血清を含有する培地に比べて高い遺伝子導入効率を得られる。また、下記の機能性物質を共存させた場

合にはさらに高い効率で遺伝子導入を行うことが可能である。

本発明はシトロウイルスと標的細胞とを共配置させることにより標的細胞のシトロウイルスによる遺伝子導入効率を向上させることができる機能性物質の共存下にシトロウイルスを標的細胞に感染させることを特徴とする。

これらの機能性物質の有効量をシトロウイルスを細胞に感染させる際に共存させておくことにより、高い効率で遺伝子導入細胞を得ることができる。これらの機能性物質としては、例えば、W095/26200

号公報およびW097/18318号公報に記載された機能性物質を使用することができる。

本明細書において、有効量とはシトロウイルスによる標的細胞への遺伝子導入により標的細胞の形質転換が生じるのに有効な量であり、用いる機能性物質および標的細胞の種類により適切な量を選択する。この量は、例えば、本明細書記載の方法により遺伝子導入効率を測定し、決定することができる。また、遺伝子導入効率とは形質転換効率を意味する。

本発明に使用されるシトロウイルス結合部位を有する機能性物質としては、特に限定はなく、例えば、フイプロネクチンのヘパリンII結合領域、線維芽細胞増殖因子、コラーゲン、ポリリジン等があり、また、これらの機能性物質と機能的に同等な物質、例えば、ヘパリン結合性部位を有する機能性物質も使用することができる。また、該機能性物質の混合物、該機能性物質を含有するポリペプチド、該機能性物質の重合体、該機能性物質の誘導体等を使用することができる。

また、本発明に使用される標的細胞結合部位を有する機能性物質も、特に限定はないが、標的細胞に結合するリガンドを有する物質であり、該リガンドとしては細胞接着性のタンパク質、ホルモンやサイトカイン、細胞表面の抗原に対する抗体、多糖類や糖タンパク、脂質質中の糖鎖、標的細胞の代謝物などが挙げられる。また、該機能性物質を含有するポリペプチド、該機能性物質の重合体、該機能性物質の誘導体、該機能性物質の機能的同等物等を使用することもできる。

上記のような機能性物質は天然起源の物質から得ることができ、また、人為的に作製する（例えば、遺伝子組換え技術や化学合成技術によって作製する）こと

ができ、さらに、天然起源の物質と人為的に作製された物質との組合せにより作製することもできる。また、W097/183

18号公報に記載のように、これらの機能性物質を使用して遺伝子導入を実施する場合にはシトロウイルス結合部位を有する機能性物質と標的細胞結合部位を有する他の機能性物質とを混合して使用するか、あるいはシトロウイルス結合部位と標的細胞結合部位とを同一分子上に有する機能性物質を選択または作製して使用することができる。

本発明の方法においては、例えば、フイプロネクチンやそのフラグメント、またはこれらの混合物を使用することができるが、これらの機能性物質は天然起源のもの、または化学的合成により作製されたものであることができ、例えば、ジャーナル・オブ・バイオケミストリー (J. Biol. Chem.) 第256巻、第7277頁 (1981年)、ジャーナル・オブ・セル・バイオロジー (J. Cell. Biol.)、第102巻、第449頁 (1986年)、ジャーナル・オブ・セル・バイオロジー、第105巻、第489頁 (1987年) に記載された方法によって、天然起源の物質から実質的に純粋な形態で製造することができる。この点に関して、本明細書記載のフイプロネクチンまたはフイプロネクチンフラグメントとは、これらが天然においてフイプロネクチンと一緒に存在する他のタンパク質を実質的に含有していないことを意味する。

さらに、本明細書で使用できるフイプロネクチンフラグメント、またはこのようなフラグメントの作製に関する有用な情報は、ジャーナル・オブ・バイオケミストリー (J. Biochem.)、第110巻、第284～291頁 (1991年) (これは上記の組換えフラグメントに関してさらに報告している)；エンボ・ジャーナル (EMBO J.)、第4巻、第1755～1759頁 (1985年) (これはヒトフイプロネクチン遺伝子の構造を報告している)；およびバイオケミストリー (Biochemistry)、第25巻、第4936～4941頁 (1986年) (これはヒトフイプロ

ネクチンのヘパリンII結合領域について報告している) 中に記載されている。

本明細書に記載のフィブロネクチンまたはフィブロネクチングラグメントは、例えば、米国特許第5,198,423号に一般的に記載されているようにして、遺伝子組換え体より製造することもできる。特に、レトロウイルス結合部位であるベリゾンII領域を含むフィブロネクチングラグメント、たとえば、下記実施例で使用されるCH-296（配列表の配列番号1にそのアミノ酸配列を示す）、およびH-271、H-296、CH-271等の組換えポリペプチド、ならびにこれらを取得する方法はこの特許明細書に詳細に記載されている。これらのグラグメントは上記公報に記載されているように、日本国茨城県つくば市東1丁目1番3号の通産省工業技術院生命工学工業技術研究所にFERM P-10721 (H-296)（原寄託日：平成1年5月12日）、FERM BP-2799 (CH-271)（原寄託日：平成1年5月12日）、FERM BP-2800 (CH-296)（原寄託日：平成1年5月12日）およびFERM BP-2264 (H-271)（原寄託日：平成1年1月30日）の受託番号のもとで寄託された大腸菌を培養することによって入手することができる。また、これらのグラグメントから定型的に誘導できるグラグメントは上記の大腸菌に保持されているプラスミドを公知の遺伝子組換え手法で改変することにより、作製することができる。なお、上記のフィブロネクチングラグメントのうち、H-296はVLA-4への結合領域ポリペプチドを、CH-271はVLA-5への結合領域ペプチドを、また、CH-296はその両方を有している[ネイチャー・メデイジン (Nature Medicine)、第2巻、第876～882頁(1996年)]。

下記実施例に記載のとおり、フィブロネクチンや上記のフィブロネクチングラグメントCH-296存在下では無血清培地中での遺伝子導入効率が向上する。また、W097/18318号公報に記載のように、例えば、レトロウイルス結合領域を有するフィブロネクチングラグメントである上記のH-271と細胞結合活性を有するフィブロネクチングラグメントであるC-271とを混合して使用することによっても同様の遺伝子導入効率を得ることができる。

上記のフィブロネクチン、フィブロネクチングラグメントまたはこれらの混合

物の有効量の存在下、無血清培地中で細胞にレトロウイルスを感染させることにより、遺伝子が導入された細胞を効率よく得ることができる。フィブロネクチン、フィブロネクチングラグメントまたはこれらの混合物は、例えば、レトロウイルスの感染に用いられる培養容器の表面に固定化された状態で使用してもよい。レトロウイルスの感染は通常の方法、例えば、37℃、炭酸ガス濃度5%の条件でのインキュベーションによって行うことができる。この条件やインキュベーションの時間は標的細胞や目的に応じて適宜変更してよい。

標的細胞がG₀期の細胞である場合にはレトロウイルスが感染しないため、予備刺激によって細胞周期に誘導することが好ましく、この目的で、レトロウイルスの感染に先立って、標的細胞を適当な標的細胞増殖因子の存在下で培養する。例えば、骨髓細胞や造血幹細胞に遺伝子導入を行う場合の予備刺激には、インターロキン(1L) -6や幹細胞因子等の標的細胞増殖因子が使用される。

本発明の方法による遺伝子導入の標的となる細胞も特に制限はなく、例えば、幹細胞(stem cells)、造血細胞、非接着性低密度単核細胞、接着性細胞、骨髓細胞、造血幹細胞、末梢血幹細胞、臍帯血液細胞、胎

児性造血幹細胞、胚形成幹細胞、胚細胞、ライモディアル・ジャーム・セル(primitive germ cell)、卵母細胞、卵原細胞、精子、精母細胞、精子、CD34+細胞、C-kit+細胞、多能性造血前駆細胞、単能性造血前駆細胞、赤血球系前駆細胞、リンパ球母細胞、成熟血球、リンパ球、B細胞、T細胞、線維芽細胞、神経芽細胞、神経細胞、内皮細胞、血管内皮細胞、肝細胞、筋芽細胞、骨格筋細胞、平滑筋細胞、ガン細胞、骨髓腫細胞および白血病細胞等を使用することができる。血液や骨髓より得られる造血系の細胞は入手が比較的容易であり、また、その培養や維持の手法が確立されていることから、本発明の方法を利用するのに好適である。

特に、導入された遺伝子の長期にわたる発現が目的の場合には造血幹細胞、CD34+細胞、C-kit+細胞、多能性造血前駆細胞等の血液系の前駆細胞が標的細胞に適している。

機能性物質として上記のフィブロネクチンやフィブロネクチングラグメント、

特に細胞結合部位としてVLA-5および/またはVLA-4への結合領域を有しているフイブロネクチンラゲメントを使用することにより、細胞表面にVLA-5およびVLA-4を発現している細胞、例えば、造血幹細胞やCD34+細胞に効率よく遺伝子導入を行うことができる。

上記のように、本発明の方法によって遺伝子を導入された細胞は生体に移植することが可能であり、これによって生体内で外来遺伝子を発現させる遺伝子治療を行うことができる。本発明の方法によって得られる遺伝子導入細胞は異種動物血清由来のタンパクや不純物を含有しないため、生体への移植に好適である。例えば、造血幹細胞を標的細胞とした遺伝子治療は以下のような操作によって実施することができる。

まず、ドナーより造血幹細胞を含有する材料、例えば、骨髓組織、末梢血液、臍帯血液等採取する。これらの材料はそのまま遺伝子導入操作に用いることも可能であるが、通常は、密度勾配遠心分離等の方法により造血幹細胞が含まれる単核細胞画分を調製するか、さらに、CD34および/またはC-kitといった細胞表面のマーカース分子を利用した造血幹細胞の精製を行う。これらの造血幹細胞を含有する材料について、必要に応じて適当な細胞増殖因子等を用いた予備刺激を行った後、本発明の方法により目的とする遺伝子を挿入された相換えシトロウイルスベクターを感染させる。こうして得られた遺伝子導入された細胞は、例えば、静脈内投与によってレシピエントに移植することができる。レシピエントは、好ましくはドナー自身であるが、同種異系移植を行うことも可能であり、例えば、臍帯血液を材料とした場合には同種異系移植が行われる。

造血幹細胞を標的とした遺伝子治療としては、患者において欠損しているか、異常が見られる遺伝子を補完するものがあり、例えば、ADA欠損症やゴーシェ病の遺伝子治療がこれにあたる。その他、例えば、ガンや白血病の治療に使用される化学療法剤による造血細胞の障害を緩和するために、造血幹細胞への薬剤耐性遺伝子の導入が行われることがある。

また、ガンの遺伝子治療法としては、ガン細胞にサイトカイン類の遺伝子を導入した後その増殖能力を奪って患者の体内に戻し、腫瘍免疫を増強させる腫瘍

ワクチン療法が研究されている[ヒューソン・ジョン・セラビー (Human Gene Therapy)、第5巻、第153～164頁(1994年)]。さらに、AIDSを遺伝子治療法によつて治療しようという試みも行われている。この場合には、AIDSの原因であるH

IV (ヒト免疫不全ウイルス) の感染するT細胞に、HIVの複製や遺伝子発現を妨げるような核酸分子 (アンチセンス核酸やリボザイム等) をコードする遺伝子を導入することが考えられている [例えば、ジャーナル・オブ・ウイルスロジー (J. Virol.)、第69巻、第4045～4052頁(1995年)]。

下記実施例に記載のように、本発明の遺伝子導入方法を用いることにより、高い効率で遺伝子導入された細胞を得ることができる。こうして得られた細胞は異種生物由来の血清を含まないことから、特別な操作を加えることなく生体に移植することが可能である。さらに、従来法に用いられてきた培地に比べて培地中の成分の種類やその含量に変動がないため、再現性のよい遺伝子導入を行うことが可能になる。

以下に実施例を挙げて、さらに詳しく本発明を説明するが、本発明は下記実施例の範囲のみに限定されるものではない。

実施例 1

CH-296の調製

ヒトフイブロネクチン由来のポリペプチド、CH-296 (配列表の配列番号1にそのアミノ酸配列を示す) は該ポリペプチドをコードするDNAを含む組換えプラスミドpCH102を含有する大腸菌、Escherichia coli HB101/pCH102 (FERM BP-2800) より、米国特許第5, 198, 423号公報に記載の方法により調製した。

表施例 2

フイブロネクチン、CH-296のプレートへの固定化
フイブロネクチン (シグマ社製) は50 μ g/mlとなるように、また、実施例1に記載のCH-296は100 μ g/mlとなるように、それぞれリン酸緩衝生理食塩水 (PBS、パイオウイッター社製) に溶

かし、0.22 μ mのフィルター（ミニザルト・フィルター0.22 μ m、ザルトリウス社製）で濾過した。12-ウエルプレート（ツアルコン社製）の1ウエル当たり1mlのCH-296溶液またはフイロネクチン溶液を加え、室温で2時間インキュベートし、固定化を行った。固定化に供した溶液を1ウエル当たり2mlの2%ウシ血清アルブミン（BSA、シグマ社製）を含むPBSに交換して、さらに、30分室温でインキュベートした後、25mMヘプス（HEPES、ギフコBRL社製）を含むハンクスの緩衝塩溶液（ギフコBRL社製）で、プレートを2回洗浄した。

実施例3

ウイルス上清液の調製

レトロウイルスベクター-MFG-enlslacZ [ヒューマン・ジーン・セラピー (Human Gene Therapy)、5巻、1325-1333頁(1994年)] を産生するPsl-CriP細胞 [フロシーデイングス・オブ・ザ・ナショナル・アカデミー・オブ・サイエンス・オブ・USA (Proc. Natl. Acad. Sci. USA)、第85巻、第6460-6464頁(1988年)] 由来の細胞であるA7.21細胞の培養には、10%子ウシ血清 (JRH バイオサイエンス社製)、100単位/mlベニシリン-100 μ g/mlストربتマイシン (ギフコBRL社製) を含むDMEM培地 (バイオウイタカー社製) を用いた。3 \times 10⁶個のA7.21細胞を100mm径の組織培養用のデイツシュ (ツアルコン社製) に植えて1晩培養した後、培地を取り除き、10%ウシ胎児血清 (FCS、バイオウイタカー社製) を含む5mlのRPMI培地 (バイオウイタカー社製)、または40 μ g/ml低密度リポプロテイン (LDL、シグマ社製) を含む5mlのBIT-9500培地

(ステム・セル・テクノロジー社製) に置換した。24時間培養後、培養上清を集め、0.45 μ mのフィルター（ミニザルト・フィルター0.45 μ m、ザルトリウス社製）で濾過した後、インタローキン-3 (IL-3、アムジェン社製) を10ng/ml、インタローキン-6 (IL-6、アムジェン社製) を10ng/ml、幹細胞因子 (SCF、アムジェン社製) を100ng/ml

となるようにそれぞれ添加した。

こうして得られたウイルス液のタイターを既報 [キャンサー・ジーン・セラピー (Cancer Gene Therapy)、4巻、5-8頁(1997年)] の方法に従い、Rat2細胞 (ATCC CRL-1764) を用いて測定したところ、10% FCSを含むRPMI培地を用いたもので1.7 \times 10⁷ pfu/ml、また、40 μ g/ml LDLを含むBIT-9500培地を用いたもので1.8 \times 10⁶ pfu/mlであった。

実施例4

CD34+細胞の単離

CD34+細胞は化学療法およびG-CSFで動員したヒト末梢血 [ヒューマン・ジーン・セラピー (Human Gene Therapy)、5巻、1325-1333頁(1994年)] より、免疫磁気分離法 (マグネティック・アクトイベイトッド・セル・ソーテイング、ミルニ・バイオテック社製) を用いて単離した。得られたCD34+細胞の純度は95%であった。

実施例5

CD34+細胞への遺伝子導入

(1) 上清法による遺伝子導入

CD34+細胞は、レトロウイルスの感染に先立って予備刺激を行った。

すなわち、実施例4で調製したCD34+細胞を10ng/mlのIL-3、10ng/mlのIL-6、100ng/mlのSCFの存在下、10%FCSを含むRPMI培地中、あるいは40 μ g/mlのLDLを含むBIT-9500培地中で48時間インキュベートした。3 \times 10⁵個の予備刺激されたCD34+細胞を実施例3で調製したウイルス液に懸濁した。なお、ウイルス液はそれぞれCD34+細胞の予備刺激に使用されたものと同じ培地で調製されたものを選んで使用した。この細胞懸濁液を何も固定化されていない12-ウエルプレート (無処理ウエル)、および実施例2で作製されたフイロネクチンが固定化されたウエル、CH-296が固定化されたウエルのそれぞれに添加し、細胞を5%炭酸ガス存在下、37℃で、2時間培養した。無処理ウエル、およ

びフアイロネクチンが固定化されたウエルにはポリブレン ($4 \mu\text{g}/\text{ml}$ 、シグマ社製) を添加した。2時間後、新たなウエルヌ液 (上記の濃度のIL-3、IL-6、SCFを含む) を添加し、5%炭酸ガス存在下、 37°C で、さらに22時間培養した。培養後、細胞を細胞解離緩衝液を用いて回収し、10%FCSを含有するRPMI培地中あるいは $40 \mu\text{g}/\text{ml}$ のLDLを含むBIT-9500培地に懸濁して24時間培養した。

(2) 共培養法による遺伝子導入

共培養を始める前日、A7.21細胞を $10 \mu\text{g}/\text{ml}$ のアメタイン (Cayo-Sanofi社製) で2時間処理した後、トリプシン/EDTA (ギブコBRL社製) を用いて細胞を回収した。この細胞懸濁液 2×10^5 個細胞相当を12-ウエルプレートに添加した。CD34+細胞は、 $10 \text{ ng}/\text{ml}$ のIL-3、 $10 \text{ ng}/\text{ml}$ のIL-6、 $100 \text{ ng}/\text{ml}$ のSCFの存在下、10%FCSを含むRPMI培地

中あるいは $40 \mu\text{g}/\text{ml}$ のLDLを含むBIT-9500培地中で24時間予備刺激をした。10⁵個の予備刺激されたCD34+細胞をそれぞれ上記のA7.21細胞の添加されたウエルに添加し、 $10 \text{ ng}/\text{ml}$ のIL-3、 $10 \text{ ng}/\text{ml}$ のIL-6、 $100 \text{ ng}/\text{ml}$ のSCF、 $4 \mu\text{g}/\text{ml}$ のポリブレンの存在下、予備刺激に使用した培地 ($1 \text{ ml}/\text{ウエル}$) 中で培養した。72時間後、非接着細胞を集め、IMDM培地 (バイオウイタカー社製) に懸濁した。

実施例6

遺伝子導入の評価

実施例5で得られた遺伝子導入細胞250個ずつを0.9%メチルセルロース、30%FCS、1%BSA、0.1mMメルカプトエタノール、2mMグルタミンを含む半固形培地 (メソカルトH4230、ステム・セル・テクノロジーズ社製) 0.5mlを含むプレートにそれぞれ加えた (操作は、各3連で行った)。なお、培地には2単位/mlのエリスロポエチン (アマジェン社製)、 $10 \text{ ng}/\text{ml}$ のGM-CSF (アマジェン社製)、 $10 \text{ ng}/\text{ml}$ のG-CSF (アマジェン社製)、 $10 \text{ ng}/\text{ml}$ のSCF、 $10 \text{ ng}/\text{ml}$ のIL-3、 $10 \text{ ng}/\text{ml}$ のIL-6を添加した。

g/ml のIL-6を添加した。
遺伝子導入効率はnlslacZ遺伝子より発現されるβ-ガラクトシダーゼの酵素活性から求めた。21日間培養した上記のプレートを直接X-Gal (5-ブromo-4-クロロ-3-インドリル-β-D-ガラクトシド) で染色した後、青く染色されたコロニーを計数し、その全コロニーに対する割合を調べた。こうして得られたX-Gal陽性コロニーの割合を表1に示す。

表1

	RPMI+FCS	BIT+LDL
無処置ウエル	4.8%	15.5%
フアイロネクチン固定化ウエル	14.1%	24.6%
CH-296固定化ウエル	11.8%	33.6%
共培養法	29.6%	22.3%

上記の結果は、フアイロネクチンやそのフラグメントであるCH-296と、LDLを含むBIT-9500培地、すなわち、無血清培地との組み合わせが、高効率の遺伝子導入を可能ならしめることを示している。

(21)

W099/05301

配列表

SEQUENCE LISTING

<110> バグニ, クロード; アンペール, アンペリー;

Baguis, Claude; Imbert, Anne-Marie;

マノニ, ベトリス; 實業造株式会社

Mannoni, Patrice; Takara Shuzo Co., Ltd.

<120> 無血清培地を用いた遺伝子導入方法

<130> 660837

<150> JP 9-196772

<151> 1997-7-23

<160> 1

<210> 1

<211> 5 7 4

<212> PRT

<213> Homo sapiens

<400> 1

Pro Thr Asp Leu Arg Phe Thr Asn Ile Gly Pro Asp Thr Met Arg
 5 10 15

(22)

W099/05301

Val Thr Trp Ala Pro Pro Ser Ile Asp Leu Thr Asn Phe Leu

20 25 30

Val Arg Tyr Ser Pro Val Lys Asn Glu Glu Asp Val Ala Glu Leu

35 40 45

Ser Ile Ser Pro Ser Asp Asn Ala Val Val Leu Thr Asn Leu Leu

50 55 60

Pro Gly Thr Glu Tyr Val Val Ser Val Ser Ser Val Tyr Glu Glu

65 70 75

His Glu Ser Thr Pro Leu Arg Gly Arg Glu Lys Thr Gly Leu Asp

80 85 90

Ser Pro Thr Gly Ile Asp Phe Ser Asp Ile Thr Ala Asn Ser Phe

95 100 105

Thr Val His Trp Ile Ala Pro Arg Ala Thr Ile Thr Gly Tyr Arg

110 115 120

Ile Arg His His Pro Glu His Phe Ser Gly Arg Pro Arg Glu Asp

125 130 135

Arg Val Pro His Ser Arg Asn Ser Ile Thr Leu Thr Asn Leu Thr

140 145 150

Pro Gly Thr Glu Tyr Val Val Ser Ile Val Ala Leu Asn Gly Arg

155 160 165

Glu Glu Ser Pro Leu Leu Ile Gly Glu Glu Ser Thr Val Ser Asp

170 175 180

Val Pro Arg Asp Leu Glu Val Val Ala Ala Thr Pro Thr Ser Leu

185 190 195

Leu Ile Ser Trp Asp Ala Pro Ala Val Thr Val Arg Tyr Tyr Arg

(23)

W099/05301

200 205 210
 Ile Thr Tyr Gly Glu Thr Gly Asn Ser Pro Val Gln Glu Phe
 215 220 225
 Thr Val Pro Gly Ser Lys Ser Thr Ala Thr Ile Ser Gly Leu Lys
 230 235 240
 Pro Gly Val Asp Tyr Thr Ile Thr Val Tyr Ala Val Thr Gly Arg
 245 250 255
 Gly Asp Ser Pro Ala Ser Ser Lys Pro Ile Ser Ile Asn Tyr Arg
 260 265 270
 Thr Glu Ile Asp Lys Pro Ser Met Ala Ile Pro Ala Pro Thr Asp
 275 280 285
 Leu Lys Phe Thr Gln Val Thr Pro Thr Ser Leu Ser Ala Gln Trp
 290 295 300
 Thr Pro Pro Asn Val Gln Leu Thr Gly Tyr Arg Val Arg Val Thr
 305 310 315
 Pro Lys Glu Lys Thr Gly Pro Met Lys Lys Glu Ile Asn Leu Ala Pro
 320 325 330
 Asp Ser Ser Ser Val Val Val Ser Gly Leu Met Val Ala Thr Lys
 335 340 345
 Tyr Glu Val Ser Val Tyr Ala Leu Lys Asp Thr Leu Thr Ser Arg
 350 355 360
 Pro Ala Gln Gly Val Val Thr Thr Leu Glu Asn Val Ser Pro Pro
 365 370 375
 Arg Arg Ala Arg Val Thr Asp Ala Thr Glu Thr Thr Ile Thr Ile
 380 385 390

(24)

W099/05301

Ser Trp Arg Thr Lys Thr Glu Thr Ile Thr Gly Phe Gln Val Asp
 395 400 405
 Ala Val Pro Ala Asn Gly Gln Thr Pro Ile Gln Arg Thr Ile Lys
 410 415 420
 Pro Asp Val Arg Ser Tyr Thr Ile Thr Gly Leu Gln Pro Gly Thr
 425 430 435
 Asp Tyr Lys Ile Tyr Leu Tyr Thr Leu Asn Asp Asn Ala Arg Ser
 440 445 450
 Ser Pro Val Val Ile Asp Ala Ser Thr Ala Ile Asp Ala Pro Ser
 455 460 465
 Asn Leu Arg Phe Leu Ala Thr Thr Pro Asn Ser Leu Val Ser
 470 475 480
 Trp Gln Pro Pro Arg Ala Arg Ile Thr Gly Tyr Ile Ile Lys Tyr
 485 490 495
 Glu Lys Pro Gly Ser Pro Pro Arg Glu Val Val Pro Arg Pro Arg
 500 505 510
 Pro Gly Val Thr Glu Ala Thr Ile Thr Gly Leu Glu Pro Gly Thr
 515 520 525
 Glu Tyr Thr Ile Tyr Val Ile Ala Leu Lys Asn Asn Gln Lys Ser
 530 535 540
 Glu Pro Leu Ile Gly Arg Lys Lys Thr Asp Glu Leu Pro Gln Leu
 545 550 555
 Val Thr Leu Pro His Pro Asn Leu His Gly Pro Glu Ile Leu Asp
 560 565 570
 Val Pro Ser Thr

【国際調査報告】

国際調査報告		国際出願番号 PCT/J98/03173	
A. 発明の属する分野の分類 (国際特許分類 (IPC)) Int. Cl. C12N15/86/C12N5/10, A61K48/00			
B. 調査を行った分野 調査を行った他の文献 (国際特許分類 (IPC)) Int. Cl. C12N15/00, C12N5/10, A61K48/00			
最小限資料以外の資料で調査を行った分野に含まれるもの			
国際調査で利用した電子データベース (データベースの名称、調査に利用した用語) Medline			
C. 関連すると思われる文献	引用文献の カテゴリー*	引用文献名 及び一部の箇所が関連するとき、その関連する箇所の表示	特許の範囲の番号
Y		Human Gene Therapy, 第7巻, (1996) Sehar M. et al[Retroviral Transduction of CD34-Enriched Hematopoietic Progenitor Cells Under Serum-Free Conditions] JP 33-38	1-6, 8-20, 22-23 7, 21
A		WO, 97/18318, A (貴酒造株式会社) 22, 51, 1997 (22, 05, 97) (ブレイミーなし)	1-6, 8-20, 22-23 7, 21
Y		WO, 95/26200, A (Indiana University Foundation) 05, 101, 1995 (05, 10, 95) & JP, 9-510874, A	1-6, 8-20, 22-23 7, 21
A			
Y			
A			
Y			
A			
<input type="checkbox"/> C欄の続きにも文献が列挙されている。 <input type="checkbox"/> パラメータファミリーに関する別紙を参照。			
* 引用文献のカテゴリー 「A」 特に関連のある文献ではなく、一般的技術水準を示すもの 「B」 先行文献であるが、国際出願日以降に公表されたもの 「L」 優先権主張に基盤を確立する文献又は他の文献の発行日及び/又は他の特別な理由を確立するために引用する文献 (理由を付す) 「O」 口頭による開示、使用、展示等に基く文献 「P」 国際出願日付で、かつ優先権の主張の基礎となる出願 「Q」 国際調査を完了した日 28. 08. 98			
国際調査を完了した日		国際調査報告の発注日 08.08.98	
国際調査機関の名称及び/又は 日本国特許庁 (ISA/J/P) 郵便番号100-8916 東京都千代田区豊田三丁目4番3号		特許庁審査官 (署名のある欄) 平田和男 印 4B 7823 電話番号 03-3681-1101 内線 3448	

様式PCT/ISA/210 (第2ページ) (1992年7月)

(注) この公表は、国際出願 (WIPO) により国際公開された公報を基に作成したものである。
なおこの公表に係る日本語特許出願 (日本語実用新案登録出願) の国際公開の効果は、特許法第184条の10第1項 (実用新案法第48条の13第2項) により生ずるものであり、本掲載とは関係ありません。